

【特許請求の範囲】

【請求項 1】 動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法において、

前記動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤と酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する第 1 の工程と、

前記第 1 の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する第 2 の工程と、

前記第 2 の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る第 3 の工程とを有する前記病原性プリオン蛋白質の濃縮工程を経て、前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を溶剤に溶解して前記濃縮物の溶解物を得る第 4 の工程と、この溶解物中の前記病原性プリオン蛋白質を吸着面に吸着させる第 5 の工程と、

前記第 5 の工程において吸着された前記病原性プリオン蛋白質を発色させる第 6 の工程とを有する酵素免疫吸着測定法によって前記病原性プリオン蛋白質を検出することを特徴とする、病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 2】 前記動物組織由来物質を中枢神経系組織とし、前記界面活性剤を N-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネート又はト-オクチルフェノキシボリエトキシエタノールからなる非イオン性界面活性剤とする、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 3】 前記中枢神経系組織を脳組織とする、請求項 2 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 4】 前記動物組織由来物質を細網リンパ系組織とし、前記界面活性剤をト-オクチルフェノキシボリエトキシエタノールからなる非イオン性界面活性剤とする、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 5】 前記細網リンパ系組織を脾臓組織とする、請求項 4 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 6】 前記第 2 の工程において、前記分解酵素としてコラーゲン分解酵素及び DNA 分解酵素を用いて前記均一化物を分解し、さらに蛋白質分解酵素を用いて分解する、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 7】 前記第 2 の工程において、前記分解酵素として植物プロテアーゼ及び/又は微生物プロテアーゼを用いて前記均一化物を分解する、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 8】 前記濃縮工程中に、前記第 3 の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を分解酵素を用いて分解し、次いで分離後に塩析処理を施す工程を更に有する、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 9】 前記濃縮工程中に、前記第 3 の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を界面活性剤で洗浄する洗浄工程を更に有する、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 10】 前記界面活性剤を N-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネートからなる非イオン性界面活性剤とする、請求項 9 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 11】 前記第 4 の工程における前記溶剤としてグアニジンチオシアネートを使用する、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 12】 1~5 モル濃度の前記グアニジンチオシアネートを使用する、請求項 11 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 13】 前記吸着面を一次抗体で形成し、この一次抗体と前記病原性プリオン蛋白質との抗原-抗体複合体を前記吸着面に生成させる、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 14】 前記第 6 の工程において、前記病原性プリオン蛋白質を発色させ、その発色濃度を検出する、請求項 1 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 15】 前記発色を蛍光発光で行う、請求項 14 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 16】 前記蛍光発光の発光剤として化学発光物質を用いる、請求項 15 に記載した病原性プリオン蛋白質の検出方法。

【請求項 17】 動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する方法において、

前記動物組織由来物質の種類に応じた N-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネート又はト-オクチルフェノキシボリエトキシエタノールと酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する第 1 の工程と、

前記第 1 の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する第 2 の工程と、

前記第 2 の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る第 3 の工程とを有することを特徴とする、病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 18】 前記動物組織由来物質を中枢神経系組織とする、請求項 17 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 19】 前記中枢神経系組織を脳組織とする、請求項 18 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 20】 前記第 2 の工程において、前記分解酵素としてコラーゲン分解酵素及び DNA 分解酵素を用いて前記均一化物を分解し、さらに蛋白質分解酵素を用い

て分解する、請求項 17 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 21】 前記第 2 の工程において、前記分解酵素として植物プロテアーゼ及び／又は微生物プロテアーゼを用いて前記均一化物を分解する、請求項 17 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 22】 前記第 3 の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を分解酵素を用いて分解し、次いで分離後に塩析処理を施す工程を更に有する、請求項 17 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 23】 前記第 3 の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を界面活性剤で洗浄する洗浄工程を更に有する、請求項 17 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 24】 動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する方法において、

前記動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤と酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する第 1 の工程と、

前記第 1 の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する第 2 の工程と、

前記第 2 の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る第 3 の工程と

前記第 3 の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を N-ドデシル-N,N'-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネートからなる非イオン性界面活性剤で洗浄する洗浄工程とを有することを特徴とする、病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 25】 前記動物組織由来物質を細網リンパ系組織とする、請求項 24 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 26】 前記細網リンパ系組織を脾臓組織とする、請求項 25 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 27】 前記第 2 の工程において、前記分解酵素としてコラーゲン分解酵素及び DNA 分解酵素を用いて前記均一化物を分解し、さらに蛋白質分解酵素を用いて分解する、請求項 24 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【請求項 28】 前記第 2 の工程において、前記分解酵素として植物プロテアーゼ及び／又は微生物プロテアーゼを用いて前記均一化物を分解する、請求項 24 に記載した病原性プリオン蛋白質の濃縮方法。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】 本発明は、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質

の検出方法、さらに、この検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する、病原性プリオン蛋白質の濃縮方法に関するものである。

【0002】

【従来の技術】 プリオン病の 1 つであるスレービーは、羊において約 200 年以上前からヨーロッパで深刻な病気として知られていた。また、近年、英国でスクレービー感染羊を未加熱のまま牛飼料として投与し、狂牛病（牛海綿状脳症：BSE；Bovine Spongiform Encephalopathy）の大発生を起こした。

【0003】 また、狂牛病の牛クズ肉を食すること、人プリオン病の 1 つであるクロイツフェルト・ヤコブ病（CJD；Creutzfeldt Jakob Disease）の新型のものとの因果関係も指摘されている。即ち、人類にとって重要な動物性蛋白質資源である羊肉やその乳、牛肉や牛乳に関して、危機的な汚染が進行しているといっても過言ではない。

【0004】 しかしながら、プリオン病は、これまでに報告された伝染性細菌、ウイルス性疾患等とは異なり、その病原性物質が本来生体に存在する蛋白質であること、伝播機能が新しいこと、発病までに比較的長時間を有すること、病原性の失活が困難であることなどから、有効な診断方法及び予防方法の開発が遅れている。

【0005】 現在行われている最も高感度な病原性プリオン蛋白質（異常プリオン蛋白質）の検出方法として、羊のスクレービーに関して、発病前の低濃度での病原性プリオン蛋白質を検出するウェスタンブロット法（WB 法；Western Blotting）が開発されている。

【0006】 しかしこの方法は、病原物質の蓄積部位の相違や、この方法を実施するのに時間がかかることや処理頭数などの関係から、牛に関しての適用は困難である。即ち、迅速な処理は困難である。

【0007】 上述した方法以外では、病原性プリオン蛋白質に対する抗体を用いた免疫組織染色や病理所見による感染牛の検出法が広く実施されているのが現状である。

【0008】 しかしながら、これらの方法は、発病後顕著な神経症状を呈したり、死亡した家畜に関し有効なものであり、潜伏期間にある家畜の安全性、言い換えれば、屠畜場まで、見かけ上、正常な牛についての安全性が確保できなかった。

【0009】 また、近年、海外から、酵素免疫吸着測定法（ELISA；enzyme-linked immunosorbent assay）や、尿や血液による診断方法の報告もあるが、その感度や特異性には疑問があった。

【0010】 即ち、目的とする病原物質に含まれる病原性プリオン蛋白質をその測定試料調製段階で濃縮し、また、ELISA 法用のマイクロタイタープレートへ効率良く吸着させれば、この方法での検出感度を向上させることができるが、これまでの方法では検出感度上の限界

があった。

【0011】

【発明が解決しようとする課題】ウシ海綿状脳症(BSE: ウェールズ他、1987年)は、食事として与えられた肉や骨髄を介してスクレービーに汚染された羊のくず肉が畜牛の飼料に含まれていたために発生し、その結果新しく感染した畜牛材が再循環した(ウイルスミス他、1993年)ことは明らかであった。

【0012】その後英国では、ネコ科の動物と同様に数種の捕獲有蹄動物(ワイアット他、1991年)が再度、海綿状脳症を発病している。これら全てのケースにおいて、BSEは汚染された飼料を介して発生したものと考えられる。

【0013】ウイル他が行った(1996年)英国におけるクロイツフェルト・ヤコブ病(CIJ)の特殊な例に関する報告では、伝染性海綿状脳症(TSE)又はプリオン病の当グループにおける人間変異体の一つが報告されているが、それによると、BSEが人間に伝染する可能性(ウイル他、1996年)が示唆されている。このため全てのTSEについて、種を越えて発生する(ディリンガー、1995年)可能性が一般的に考えられる。

【0014】現在の調査最優先事項は、スクレービーをBSEに感染している動物及び材料を検知し、感染の拡大や食物連鎖システムへの侵入を防ぐ方法を開発することにある。

【0015】残念ながら今までのところ、これらの防止方法や管理対策、又スクレービー及びBSEの撲滅プログラムは、診断の困難さから上手く捗っているとは言えない。

【0016】現在使用されている診断方法で最も一般的な方法は、中枢神経系の代表的な海綿変化が顕著に認められる場合に感染と診断する組織病理学的方法(フレイター、1976年)と、プロテインゼK処理法に対して部分的に耐性を示すほか(ボルトン他、1982年; ディリンガー他、1983年)、中性界面活性剤により抽出できない(メイヤー他、1986年; ボルトン他、1987年)と言う特性を有するがために正常なプリオン蛋白質(PrP^c)と区別することができるプリオン蛋白質のスクレービー特殊イソフォーム(PrP^{Sc})検出方法の二つである。

【0017】また、最近になって、羊の生検扁桃組織を使用した免疫組織化学アッセイによる細網リンパ系臓器内の PrP^{Sc} 検出方法が報告された(シュルーダー他、1996年)。しかしながら、牛では、細網リンパ系臓器において異常プリオンの蓄積が顕著でないために、この方法は適さない。

【0018】その反面、組織病理学は、潜伏期間中での中枢神経系の病理学的変化が後になって発生するため、前記 PrP^{Sc} 検出法と比較した場合、実験用のスクレー

ビー及びBSEの両者(ボルトン他、1991年; ジェンドロスカ他、1991年)でその使用有効性が低減している。

【0019】最近では、プリオン病の重大性が高まってきたため、羊や畜牛を屠殺時に選別するためのより感度の高い診断方法が求められている。

【0020】選別方法としてはELISA法が適切な方法と言えるが、現在、この方法はTSEの基本的な研究のみで使用されているにすぎない(カスクザック他、1987年、サファー他、1990年; サーバン他、1990年)。これらの研究では、高純度 PrP^{Sc} のみがマイクロタイプレートに吸着されているが、診断においては原組織抽出液の使用も必要となる。

【0021】上述したように、プリオン病のうち、人類に対して最も大きな脅威となる疾病の一つに牛海綿状脳症(BSE)が挙げられる。

【0022】この疾病は外来の病原性プリオン蛋白質が引き金となり、家畜体内の中枢神経等に病原性プリオン蛋白質を蓄積し、神経症状を呈して死亡に至る疾病であり、病原性物質としての病原性プリオン蛋白質の蓄積濃度と病気の進行具合とは顕著に比例する。

【0023】そのため、罹患後、潜伏期間中には病原性物質の蓄積濃度が低い場合、特異的で高感度の検出方法が必要であった。また、全世界で処理される牛の頭数を考慮すれば、測定試料の調製法(即ち、濃縮法)並びに検出法は、簡便性、正確性、迅速性、経済性等が必要であることは言うまでもない。

【0024】他方、本疾病は、罹患した牛の中枢神経系臓器を食することによる人間への伝播性が強く示唆されている。これらの問題を解決するためには、広く検疫調査を行い、本疾病に罹った羊や牛などを見出し、食物連鎖の初期の段階での駆除が有効である。

【0025】本発明は、上述した従来の実情に鑑みてなされたものであり、その目的は、動物組織由来物質から、比較的低温でも迅速かつ簡便に、そして高感度で組織特異的に病原性プリオン蛋白質を検出できる病原性プリオン蛋白質の検出方法、および、その検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する病原性プリオン蛋白質の濃縮方法を提供することにある。

【0026】

【課題を解決するための手段】本発明者は、上述した課題を解決するべく鋭意検討を重ねた結果、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法において、検出対象となる動物組織由来物質の種類に応じて、使用する調製剤(特に界面活性剤)や調製方法、検出方法を適宜選択することによって、前記病原性プリオン蛋白質を比較的低温でも迅速かつ簡便に、そして高感度で検出できることを見出した。

【0027】即ち、本発明は、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法において、前記動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤と酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する第1の工程と、前記第1の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する第2の工程と、前記第2の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る第3の工程とを有する前記病原性プリオン蛋白質の濃縮工程を経て、前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を溶剤に溶解して前記濃縮物の溶解物を得る第4の工程と、この溶解物中の前記病原性プリオン蛋白質を吸着面に吸着させる第5の工程と、前記第5の工程において吸着された前記病原性プリオン蛋白質を発色させる第6の工程とを有する酵素免疫吸着測定法によって前記病原性プリオン蛋白質を検出することを特徴とする、病原性プリオン蛋白質の検出方法（以下、本発明の検出方法と称する。）に係るものである。

【0028】本発明の検出方法によれば、まず、病原性プリオン蛋白質の濃縮工程において、上述した第1の工程～第3の工程を有しており、特に、動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤を用いてこれを均一化しているので、前記動物組織由来物質に蓄積される病原性プリオン蛋白質の蓄積濃度が比較的小さくても、これを十分に濃縮させることができる。

【0029】さらに、第4の工程から第6の工程を有する酵素免疫吸着測定法（ELISA法；以下、同様）に基づいてこれを検出しているので、病原性プリオン蛋白質を特異的に、かつ強固に吸着（固定化）させることができ、迅速かつ簡便に、そして高感度でこれを検出することができる。

【0030】即ち、本発明の検出方法によれば、例えば牛や羊などをプリオン病（スクレービーやBSE）感染初期の段階で診断、選別することが可能となり、また、これを大量かつ迅速に行うことができる。特に、羊ではリンパ節を用いた生検が可能とされているが、本発明によれば、例えば牛に関してもリンパ節を用いた生検が可能になると考えられる。

【0031】また、本発明は、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する方法において、前記動物組織由来物質の種類に応じたN-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネート又はト-オクチルフェノキシポリエトキシエタノールと酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する第1の工程と、前記第1の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する第2の工程と、前記第2の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る第3の工程とを有することを特徴とする、病

病原性プリオン蛋白質の濃縮方法（以下、本発明の第1の濃縮方法と称する。）を提供するものである。

【0032】さらに、本発明は、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する方法において、前記動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤と酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する第1の工程と、前記第1の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する第2の工程と、前記第2の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る第3の工程と前記第3の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物をN-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネートからなる非イオン性界面活性剤で洗浄する洗浄工程とを有することを特徴とする、病原性プリオン蛋白質の濃縮方法（以下、本発明の第2の濃縮方法と称する。）も提供するものである。

【0033】本発明の第1の濃縮方法及び第2の濃縮方法によれば、前記動物組織由来物質に蓄積される病原性プリオン蛋白質の蓄積濃度が比較的小さくても、これを十分に濃縮させることができる。

【0034】ここで、前記動物組織由来物質とは、動物の中枢神経系組織、細網リンパ系組織や骨、更には、これらの組織に由来する物質（例えば、食品、移植用硬膜、医療用コラーゲン）なども含むものである（以下、同様）。また、前記病原性プリオン蛋白質とは、プリオン病の原因であると考えられている異常プリオン蛋白質を意味し、前記プリオン病としては、上述したCJDやスクレービー、BSEなどが挙げられる。本発明の検出方法、本発明の第1の濃縮方法及び本発明の第2の濃縮方法は、羊のスクレービーやBSEに限定されず、様々なプリオン病に対処することが可能である。

【0035】

【発明の実施の形態】まず、本発明の検出方法について説明する。

【0036】本発明の検出方法における第1の工程として、前記動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤と酵素とを用いて、この動物組織由来物質を均一化する均一化工程を有しているので、前記酵素の作用で前記動物組織由来物質を十分に溶解し、また、その種類に応じた前記界面活性剤の存在下で非特異的物質を可溶化し、病原性プリオン蛋白質を含有する前記動物組織由来物質を十分に均一化することができる。

【0037】従って、前記動物組織由来物質における病原性プリオン蛋白質の割合が比較的低濃度であっても、これを良好に均一化することができ、ひいては良好な病原性プリオン蛋白質の濃縮物を得ることができる。つまり、病原性プリオン蛋白質を分離、抽出するために有効な均一化物（ホモジネート）を得ることができる。

【0038】この第1の工程において、前記動物組織由来物質が中枢神経系組織（例えば、脳組織や脊髄組織など）の場合は、前記界面活性剤をズITTERジェント（Zwittergent）3-12〔商品名：カルビオケミカル社製：N-ドデシル-N,N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネート（N-dodecyl-N,N-dimethyl-3-amino-1-propanesulfonate）：分子量336.6〕又はトリトン（Triton）X-100〔商品名：シグマ社製：t-オクチルフェノキシポリエトキシエタノール（t-octylphenoxypolyethoxyethanol）〕からなる非イオン性界面活性剤とすることが望ましい。なお、前記界面活性剤以外にも、例えばカルビオケミカル社製のズITTERジェント3-08、3-10、3-14、3-16やノニデットP-40（octylphenoxypolyethoxyethanol）などを使用してもよい。

【0039】上記の各界面活性剤を使用することによって、前記脳組織における非特異的物質（正常プリオン蛋白質やその他の蛋白質：以下、同様）を十分に可溶化することができる。特に、前記中枢神経系組織として脳組織を用いることがさらに望ましい。

【0040】界面活性剤の選択により検出感度の組織特異性が向上するメカニズムとしては、例えば脳組織では、濃度0.5%、pH7.5程度のサーコシル〔商品名：シグマ社製（分子式 $C_{11}H_{25}NO_3Na$ ）〕でもPrP^{Sc}のロスが少なく、十分非特異的に蛋白質の抽出ができ、これに対してリンバ、脾臓組織などでは、非特異的な夾雑蛋白質の除去が不十分となることがあり、改めて高濃度の前記サーコシルでPrP^{Sc}を選択的に抽出することが望ましいからであると考えられる。

【0041】また、前記動物組織由来物質が細網リンバ系組織（例えば、脾臓やリンパ節、骨髄など）の場合は、前記界面活性剤をt-オクチルフェノキシポリエトキシエタノールからなる非イオン性界面活性剤とすることが望ましい。

【0042】上記界面活性剤を使用することによって、前記脾臓組織における非特異的物質を十分に可溶化することができる。特に、前記細網リンバ系組織として脾臓組織を用いることがさらに望ましい。

【0043】次に、前記第2の工程として、前記第1の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する分解処理工程を有しているため、前記均一化物中の病原性プリオン蛋白質を含む物質（特に、染色体やDNAなど）を十分に分解、消化させて、目的物である病原性プリオン蛋白質を十分に取り出すことができる。

【0044】一般に、病原性プリオン蛋白質は、染色体中の遺伝子上にのっていると考えられている。従って、特異的にこの蛋白質を取り出すためには、これを含む蛋白質を分解することが要求される。この第2工程は、非特異的物質を分解すると共に病原性プリオン蛋白質を含む蛋白質を分解する操作である。

【0045】ここで、前記分解酵素としてコラーゲン分解酵素（コラーゲナーゼ：Collagenase）及びDNA分解酵素（DNAアーゼ：DNase）を用いて前記均一化物を分解し、さらに蛋白質分解酵素（プロテイナーゼ：Proteinase又はプロテアーゼ：Protease）を用いて分解することが望ましい。

【0046】また、前記分解酵素としてパパイン（Papain：SH酵素）やブロメリン（Bromelain：SH酵素）等の植物プロテアーゼ（Protease）や微生物プロテアーゼを用いて前記均一化物を分解することもできる。

【0047】特に、前記ブロメリンは、バナナ pulp 由来の酵素で、主に蛋白質に作用するが、脂肪の分解も行うことができる。また、作用温度も約80℃までは酵素活性を失わないなど安定性の高い酵素といえる。PrP^{Sc}検出の目的でブロメリン等のプロテアーゼを用いることは、本発明者によって初めて見出された。

【0048】また、前記分解酵素としてブロメリン等を使用する場合は、濃度0.08~2.0Unit/ml、反応温度45℃程度において、PrP^{Sc}の分解はプロテイナーゼKによる分解と同程度（耐性がある）である。

【0049】さらに、PrP^{Sc}以外の蛋白質、核酸の分解も十分に行うことができる。通常の蛋白質は、45℃程度で熱変性し、分解を受け易くなることも、ブロメリン等が熱耐性であることを考慮すればブロメリン等を用いる効果といえる（PrP^{Sc}は100℃以上の耐熱性を有するので熱分解も受けない）。

【0050】次に、前記第3の工程として、前記第2の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る分離工程を有しているため、上記の第1の工程及び第2の工程で均一化及び分解された前記病原性プリオン蛋白質を含有する物質を効率的に分離することができる。

【0051】この分離工程では、例えば、遠心分離（超遠心分離）等の手段を用いて分離、濃縮することができる。

【0052】以上が、前記病原性プリオン蛋白質の濃縮工程の基本的な構成であるが、本発明の検出方法における濃縮工程では、上述した第1の工程~第3の工程に加えて、例えば、下記のような工程を付加することが望ましい。

【0053】例えば、前記濃縮工程中に、前記第3の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を分解酵素を用いて分解し、次いで分離後に基質処理を施す工程を更に有することが望ましい。

【0054】即ち、前記病原性プリオン蛋白質の溶解性を一層向上させるために、例えば、サーコシル（Sarkosyl、商品名：シグマ社製： $C_{11}H_{25}NO_3Na$ ）等の分解酵素を使用して溶解処理、分離処理を行い、得られた分離抽出物を例えばNaClを用いて塩析した後、分離処理を行うことによって、一層濃縮された病原性プリオ

ン蛋白質を含有する濃縮物を得ることができる。

【0055】また、前記濃縮工程中に、前記第3の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を界面活性剤で洗浄する洗浄工程を更に有することが望ましい。

【0056】即ち、前記濃縮物（例えばペレット状）の付加的な洗浄工程として、界面活性剤を用いて前記濃縮物を洗浄することによって、前記濃縮物中の不所望の物質（非特異性物質）をさらに多く除去することができる。

【0057】ここで、使用する界面活性剤としては、N-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネート（例えばズイッタージェント 3-12, 3-08, 3-10 など）からなる非イオン性界面活性剤が望ましい。

【0058】次に、本発明の検出方法に基づく、酵素免疫吸着測定法（第4の工程から第6の工程）について説明する。

【0059】ここで、上記酵素免疫吸着測定法（ELISA: enzyme-linked immunosorbent assay）は、酵素抗体法とも呼ばれ、特定の吸着面に抗原を配し、抗原と抗体とを吸着せしめて、その複合体を形成し、これを検出する方法である。

【0060】まず、前記第4の工程として、前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を溶剤に溶解して前記濃縮物の溶解物を得る工程（溶解工程）を有しているので、次段の吸着工程で吸着面に吸着され易い病原性プリオン蛋白質の濃縮物を作製することができる。

【0061】ここで、前記溶剤としてグアニジンチオシアネート（GdnSCN）を使用することが望ましい。

【0062】グアニジンチオシアネートは、前記濃縮物を次段での吸着工程で吸着されやすくする作用を有すると考えられる。これは、グアニジンチオシアネートによって抗プリオン蛋白質抗体の免疫反応性が増大するような抗原性サイトが発現することによるものと考えられ、グアニジンチオシアネートでの溶解処理によって、抗原-抗体複合体の強固で特異的な反応を検出することができる。

【0063】前記グアニジンチオシアネートは、1～5モル濃度（M）のものを使用することが望ましい。この濃度は3～4モル濃度がさらに望ましい。また、上述したグアニジンチオシアネート中への前記濃縮物の溶解は、リン酸緩衝生理食塩水（PBS; pH ≤ 5）などをバッファとして行うことが望ましい。

【0064】次に、前記第5の工程として、前記溶解物中の前記病原性プリオン蛋白質を吸着面に吸着させる工程（吸着工程）を有しており、前段で溶解された溶解物中の病原性プリオン蛋白質を、例えばマイクロタイタープレート（microtiter plate）などに吸着させることができる。従って、抗原-抗体複合体の形成のための強く

特異的な反応をこの方法にて検出することができる。

【0065】また、前記吸着面を一次抗体で形成し、この一次抗体と前記病原性プリオン蛋白質との抗原-抗体複合体を前記吸着面に生成させることができる。一般に、ELISA法は、測定対象である抗原とその固定化のための抗体とにおける抗原-抗体複合体を生じせしめ、これを発色法にて検出するものである。

【0066】次に、前記第6の工程として、上記第5の工程において吸着された前記病原性プリオン蛋白質を発色させる工程（発色工程）を有しているので、これを比色計や分光光度計などにより容易に検出できる。即ち、前記病原性プリオン蛋白質を発色させ、その発色濃度を検出することによって病原性プリオン蛋白質の有無、さらにはその蓄積濃度を調べることができる。

【0067】また、前記発色を蛍光発光とすることが望ましい。さらに、前記蛍光発光の発光剤として化学発光物質を用いることが望ましい。例えば、前記化学発光物質（発色試薬）としては、2, 2-アジゾービス（3-エチル-ベンズチアゾリン-6-スルホネート）等を使用することができる。

【0068】この発色方法としては、前記病原性プリオン蛋白質に結合するアビジン（avidin）と、前記化学発光物質に結合するビオチン（biotin）との複合体の形成に基づく発色を観察するアビジン-ビオチン複合法（ABC法）やホースラディッシュペルオキシダーゼ複合ロバ抗兎免疫グロブリン（horseradish peroxidase-conjugated donkey anti-rabbit IgG）を使用する間接法（HRP法）などを使用できる。

【0069】この検出方法の概要は、例えば、ウェルに吸着されたPrP^{Sc}がポリクローナル抗体B103と特異的に結合、その抗体をさらに特異的に認識する2次抗体（抗ウサギIgG）-ビオチン複合体で結合、そこへアジピンを結合、次にホースラディッシュペルオキシダーゼ（HRP）-ビオチンを結合させ、HRPの基質である2, 2-アジゾービスを反応させ発色させる方法である。

【0070】一般に、アビジン-ビオチン複合法により得られる結果は、間接法よりも再現性が高いが、特に、前記動物組織由来物質として脾臓組織中の病原性プリオン蛋白質を検出する場合、前記アビジン-ビオチン複合法を用いることが望ましい。

【0071】上述したように、本発明の酵素免疫吸着法（ELISA法）によれば、測定対象である病原性プリオン蛋白質が比較的低濃度であっても、これを強く、特異的に吸着させることができ、迅速かつ簡便に前記病原性プリオン蛋白質を検出することができる。

【0072】なお、ELISA法による検出は、上述したウエスタンブロッティング法（WB法）に比べて、少なくとも同等の感度を示し、さらに、その測定は実用的かつ迅速である。また、ELISA法による検出の利点

は、多くのサンプルを1回で分析することができ、潜在的に感染されている動物を大量に診断、選別することができ、感染によるプリオン病（特にBSE）をコントロールするという広汎は用途に利用することが可能である。

【0073】次に、上記した本発明の第1の濃縮方法を説明する。

【0074】本発明の第1の濃縮方法によれば、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する方法において、前記第1の工程として、前記動物組織由来物質の種類に応じたN-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネート又は α -オクチルフェノキシポリエトキシエタノールと酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する均一化工程を有しているので、前記酵素の作用で前記動物組織由来物質を十分に溶解し、また、その種類に応じた界面活性剤として、N-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネート又は α -オクチルフェノキシポリエトキシエタノールからなる非イオン性界面活性剤の存在下で非特異的物質を可溶化し、病原性プリオン蛋白質を含有する前記動物組織由来物質を十分に均一化することができる。

【0075】従って、前記動物組織由来物質における病原性プリオン蛋白質の割合が比較的低濃度であっても、これを良好に均一化することができ、ひいては良好な病原性プリオン蛋白質の濃縮物を得ることができる。つまり、病原性プリオン蛋白質を分離、抽出するために有効な均一化物（ホモジネート）を得ることができる。

【0076】ここで、前記動物組織由来物質を中枢神経系組織とすることが望ましい。また、前記中枢神経系組織を脳組織とすることがさらに望ましい。

【0077】また、第2の工程として、前記第1の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する。分解処理工程を有しているので、前記均一化物中の病原性プリオン蛋白質を含む物質（特に、染色体）を十分に分解、消化させて、目的物である病原性プリオン蛋白質を十分に取り出すことができる。

【0078】前記分解酵素として、コラーゲン分解酵素及びDNA分解酵素を用いて前記均一化物を分解し、さらに蛋白質分解酵素を用いて分解することが望ましい。

【0079】また、前記分解酵素として、前述したパバインやブロメリン等の植物プロテアーゼ及び／又は微生物プロテアーゼを用いて前記均一化物を分解することもできる。

【0080】次に、第3の工程として、前記第2の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る分離工程を有しているので、上記の第1の工程及び第2の工程で十分に均一化及び分解された前記病原性プリオン蛋白質を含有する物質を効

率的に分離することができる。

【0081】この分離工程では、例えば、遠心分離（超遠心分離）等の手段を用いて分離、濃縮することができる。

【0082】以上が、本発明の第1の濃縮方法の基本的な構成であるが、本発明の第1の濃縮方法では、上述した本発明の検出方法と同様に、前記第1の工程～第3の工程に加えて、例えば、下記のような工程を付加することが望ましい。

【0083】例えば、前記濃縮工程中に、前記第3の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を分解酵素を用いて分解し、次いで分離後に塩析処理を施す工程を更に有することが望ましい。

【0084】即ち、前記病原性プリオン蛋白質の溶解性を一層向上させるために、例えば、サーコシル等の分解酵素を使用して溶解処理、分離処理を行い、得られた分離抽出物を例えば、NaCl等を用いて塩析を行った後、分離処理を行うことによって、一層濃縮された病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物（例えばベレット）を得ることができる。

【0085】また、前記濃縮工程中に、前記第3の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を界面活性剤で洗浄する洗浄工程を更に有することが望ましい。

【0086】即ち、前記濃縮物（例えばベレット状）の付加的な洗浄工程として、前記界面活性剤を用いて前記濃縮物を洗浄することによって、前記濃縮物中の不所望の物質（非特異的物質）をさらに多く除去することができる。前記界面活性剤としては、N-ドデシル-N, N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネート（例えば、前記ズイッタージェント 3-12, 3-08, 3-10など）からなる非イオン性界面活性剤を使用することが望ましい。

【0087】次に、上記した本発明の第2の濃縮方法を説明する。

【0088】本発明の第2の濃縮方法によれば、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する方法において、第1の工程として、前記動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤と酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する均一化工程を有しているので、前記酵素の作用で前記動物組織由来物質を十分に溶解し、また、その種類に応じた前記界面活性剤の存在下で非特異的物質を可溶化し、病原性プリオン蛋白質を含有する前記動物組織由来物質を十分に均一化することができる。

【0089】従って、前記動物組織由来物質における病原性プリオン蛋白質の割合が比較的低濃度であっても、これを良好に均一化することができ、ひいては良好な病原性プリオン蛋白質の濃縮物を得ることができる。つま

り、病原性プリオン蛋白質を分離、抽出するために有効な均一化物を得ることができる。

【0090】この第1の工程において、前記動物組織由来物質を細網リンバ系組織とすることが望ましい。特に、前記細網リンバ系組織が脾臓組織である場合は、上述したように、上記界面活性剤を使用することによって、前記脾臓組織における非特異的物質を十分に可溶化することができる。

【0091】次に、第2の工程として、前記第1の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する分解処理工程を有しているため、前記均一化物中の病原性プリオン蛋白質を含む物質（特に、染色体）を十分に分解、消化させて、目的物である病原性プリオン蛋白質を十分に取り出すことができる。

【0092】ここで、前記分解酵素としてコラーゲン分解酵素及びDNA分解酵素を用いて前記均一化物を分解し、さらに蛋白質分解酵素を用いて分解することが望ましい。

【0093】また、前記分解酵素として、前述したパバインやブロメリン等の植物プロテアーゼ及び／又は微生物プロテアーゼを用いて前記均一化物を分解することもできる。

【0094】次に、第3の工程として、前記第2の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る分離工程を有しているため、上記の第1の工程及び第2の工程で十分に均一化及び分解された前記病原性プリオン蛋白質を含有する物質を効率的に分離することができる。

【0095】この分離工程では、例えば、遠心分離（超遠心分離）等の手段を用いて分離、濃縮することができる。

【0096】次に、洗浄工程として、前記第3の工程で得られた前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物をN-ドデシル-N,N-ジメチル-3-アミノ-1-プロパンスルホネートからなる非イオン性界面活性剤で洗浄する洗浄工程を更に有しているため、前記濃縮物中の不所望の物質（非特異性物質；例えば、正常なプリオン蛋白質や他の蛋白質など）をさらに多く除去することができる。

【0097】上述した、本発明の第1の濃縮方法及び第2の濃縮方法によれば、前記動物組織由来物質に蓄積される病原性プリオン蛋白質の蓄積濃度が比較的小さくても、これを十分に濃縮させることができる。なお、上記各濃縮方法で得られた病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物は、後段でELISA法に用いてもよいし、また、WB法や電気泳動法などに用いてもよい。

【0098】

【実施例】以下、本発明を具体的な実施例について説明するが、本発明は以下の実施例に限定されるものではない。

【0099】本実施例は、スクレーピー感染マウスからの粗組織抽出物のPrP^{Sc}（病原性プリオン蛋白質；以下、同様）のPrP^{Sc}の検出、及び検出されるべきPrP^{Sc}の濃縮を行うものである。

【0100】1. 本実施例ではSIC/ICRマウスを用いた。このマウスは、オビヒロ種スクレーピーを脳内感染したもの（シナガワ他、1985年）であり、明らかにスクレーピーを発症したマウスから脳組織及び脾臓組織を取り出した。

10 【0101】2. 脳組織及び脾臓組織からのPrP^{Sc}の濃縮

サンプルは図1～図3に示す8種の異なる濃縮法で調製した。すべての8つの方法は、ハサミで細かく切り刻んだ組織サンプルを、分解酵素で消化させたこと（第2の工程）、および、非イオン性界面活性剤の存在下で、可溶性の非特異的物質を抽出し、遠心分離（第3の工程）する目的のために均一化を行うこと（第1の工程）において共通している。

20 【0102】以下、PrP^{Sc}の濃縮方法に関し、方法1～方法8について図1～3を参照しながら簡単に説明する。

【0103】方法1

まず、8%ズイッタージェント 3-12（非イオン性界面活性剤）と、サーコシル（酵素）と、100mM 塩化ナトリウム（NaCl）と、5mM 塩化マグネシウム（MgCl）と、50mM pH=7.5のトリス-塩酸緩衝液（Tris-HCl）とを加えて、上記脳組織を均一化し、均一化物（ホモジネート）を作製した（第1の工程）。

30 【0104】次いで、この均一化物を、0.5mg/100mg コラーゲナーゼ〔3, 4, 24, 3〕（Collagenase）及び40μg/100mgのDNアーゼ〔3, 1, 21, 1〕（DNase）を用いて、温度37°C、4～12時間で分解（消化）処理を行い、さらに、50μg/100mgのプロテイナーゼ

〔3, 4, 21, 14〕（Proteinase K）を用い、温度37°C、0.5～2時間で分解（消化）処理を行った（第2の工程）。この分解（消化）処理は、前記組織中の病原性プリオン蛋白質以外の測定夾雑物質の酵素分解のために行ったものである。

40 【0105】次いで、反応を停止した後、回転数15,000rpm、室温で20分間遠心分離を行った。これを、5% SDS（硫酸ドデシルナトリウム）で10分間加熱溶解させ（第3の工程）、PrP^{Sc}含有の濃縮物を得た（図1）。

【0106】方法2

まず、方法1と同様に、上記脳組織を均一化し均一化物を作製した（第1の工程）。次いで、前記均一化物を、ブロメリン〔3, 4, 22, 23〕（Bromelain）を用いて温度45°C、0.5～2時間で分解（消化）した（第2の工程）。

50 【0107】次いで、反応を停止した後、回転数15,000rpm、室温で20分間遠心分離を行った。これを、5% SDS

(硫酸ドデシルナトリウム)で10分間加熱溶解させ(第3の工程)、PrP^{sc}含有の濃縮物を得た(図1)。

【0108】なお、ブロメリンを用いる場合、作用温度45〜80℃、作用時間1〜10時間程度が望ましい。ブロメリンを用いる結果、使用する酵素の種類が1種類となり、また操作が簡便(操作時間の短縮や経費圧縮)になる。なお、測定結果は、3種類の酵素(コラゲナーゼ、DNアーゼ、プロテイナーゼ)を用いた場合と感度においても遜色のない(同程度)結果であった。

【0109】方法3

組織重量の5〜8倍容量の4%トリトンX-100(非イオン性界面活性剤)と、0.5%サーコシルと、100mM塩化ナトリウム(NaCl)と、5mM塩化マグネシウム(MgCl)と、50mM pH7.5のトリス-塩酸緩衝液とを加えて、上記脾臓組織及び脳組織を均一化し均一化物を作製した(第1の工程)。

【0110】次いで、方法1と同様の分解(消化)処理を行った(第2の工程)。さらに方法1と同様の分離処理を行った(第3の工程)。

【0111】次いで、前記分離処理(第3の工程)で得られた沈殿物を6.25%サーコシル及び10mM pH9.2のトリス-塩酸緩衝液を用いて懸濁化、分解した(分解工程)。

【0112】次いで、これを超音波破碎してから、回転数15,000rpmで遠心分離し、その後、遠心分離で得られた溶液の上澄みに、最終濃度12%でHClを添加、攪拌した(塩析工程)。この後、回転数55,000rpmで超遠心分離し、5% SDSを用いて加熱溶解し、PrP^{sc}含有の濃縮物を得た(図2)。

【0113】方法4

方法3と、分離処理(第3の工程)までは同様にして、上記脾臓組織及び脳組織の分離を行ったのち、得られた沈殿物(ペレット状)を5% SDSを用いて加熱溶解し、PrP^{sc}含有の濃縮物を得た(図2)。

【0114】方法5

方法3と、分離処理(第3の工程)までは同様にして、上記脾臓組織の分離を行ったのち、得られた沈殿物(ペレット状)を8%ズイッタージェント3-12(非イオン性界面活性剤)と、10mM pH7.5のトリス-塩酸緩衝液とを加えて均一化し、均一化物を作製した(第1の工程)。

【0115】次いで、回転数15,000rpmで遠心分離し、得られた沈殿物(ペレット状)を5% SDSを用いて加熱溶解し、PrP^{sc}含有の濃縮物を得た(図2)。

【0116】方法6

方法3において、その分解処理工程(第2の工程)で、コラゲナーゼ及びDNアーゼ、更には、プロテイナーゼを用いて分解(消化)処理を行う代わりに、方法2と同様のブロメリン(Bromelain)を用いて、組織中の病原性プリオン蛋白質以外の測定夾雑物質を酵素分解した以外

は方法3と同様にして、PrP^{sc}含有の濃縮物を得た(図3)。

【0117】方法7

方法4において、その分解処理工程(第2の工程)で、コラゲナーゼ及びDNアーゼ、更には、プロテイナーゼを用いて分解(消化)処理を行う代わりに、方法2と同様のブロメリンを用いて、組織中の病原性プリオン蛋白質以外の測定夾雑物質を酵素分解した以外は方法4と同様にして、PrP^{sc}含有の濃縮物を得た(図3)。

10 【0118】方法8

方法5において、その分解処理工程(第2の工程)で、コラゲナーゼ及びDNアーゼ、更には、プロテイナーゼを用いて分解(消化)処理を行う代わりに、方法2と同様のブロメリンを用いて、組織中の病原性プリオン蛋白質以外の測定夾雑物質を酵素分解した以外は方法5と同様にして、PrP^{sc}含有の濃縮物を得た(図3)。

【0119】即ち、方法3、方法4及び方法5では、5〜8倍容量の4%(wt/vol)トリトンX-100を均一化バッファに添加し、方法1では、8%(wt/vol)ズイッタージェント3-12を前記トリトンX-100の代わりに添加した。

【0120】方法5で用いたズイッタージェント3-12は、不所望な材料(非特異的物質)を更に多く除去するために、第3の工程(回転数15,000rpm)での遠心分離(TLA 100.3回転子、オプティマ TLX デスクトップ型超遠心機、ベックマン(Beckman)社製)で得られたペレットの付加的な洗浄工程として用いた。

【0121】方法3では、PrP^{sc}の溶解性を上げるため、PrP^{sc}を6.25%(wt/vol)サーコシルによりpH=9.2(これは従来用いたpHよりも高い値である)で抽出した。サーコシル抽出後は、PrP^{sc}の溶解性を再び下げるため、10%(vol/vol)HClでpHを中性に戻し、次いで12%(wt/vol)NaClによるPrP^{sc}の塩析と、55,000rpmでの最終遠心分離処理を行い、一層濃縮されたPrP^{sc}を含有するペレットを得た。このサーコシル抽出とNaClによるPrP^{sc}の塩析は、方法4、方法5、方法1では省略し、サンプル調製プロセスを簡略化した。

【0122】3. ウェスタンブロット分析

スクレーピーに感染させたマウスの脳、脾臓をサンプルとした。脳は方法1で脾臓は方法3で調製した。サンプルは2¹倍から2¹¹倍希釈した。WB法に先立ち、各希釈サンプルのSDS-PAGE(電気泳動)を行い、これをPVD膜に転写した。ブロッキングには、5%のススキムミルクを用い、検出にはB103ポリクローナル抗体を使用した。ELC-Western blot detection system(Amersham社製)で検出した。

【0123】4. ELISA法

図4に示すように、マイクロタイタープレートへの適切な吸着条件を調べるために、まず、脳組織及び脾臓組織

抽出物を、5% SDS : 硫酸ドデシルナトリウム中で 10 分間加熱煮沸させ (1)、これを 10 倍容量以上の氷冷メタノール中で沈殿させた (2)。この組織抽出物は、通常、10 ~ 40mg の原組織を含有していた。但し、前記 (数値) は、図 4 中の (数値) と対応するものである (以下、同様)。

【0124】次いで、遠心分離処理 (3) 後、得られたペレット状沈殿物を 100 μ l の異なる濃度 (1~5M) のグアニジンチオシアネート (グアニジンチオシアネート 10 GdnSCN)、PBS (リン酸緩衝生理食塩水: 最終 pH \leq 5) 中で超音波溶解させた (4)。ここまでの工程 (1) ~ (4) は上述した第 4 の工程に相当するものである。

【0125】また、図 5 に示すように、溶剤として SDS を用いた場合の測定を行うために、GdnSCN の使用に変えて、ペレットを 100 μ l の異なる濃度 (0.1~4% (vol/vol)) の SDS、PBS (最終 pH \leq 5) 中に溶解させた。

【0126】次いで、それぞれの溶液を、96穴丸底マキシソープ免疫プレート (商品名: Maxisorp immuno plate : Nunc) 上に分布させ、室温で一晩、振揺下で培養した (5) (なお、例えばコーニング社製 ELISA プレート高結合型 430452 を用いてもよい)。

【0127】次いで、前記プレートを、PBS で 3 回洗浄し (6)、PBS-5% 脱脂乳中で 1 時間、37°C でブロッキング (閉塞状態にすること) を行った (7)。

【0128】次いで、前記プレートを、0.05% トゥイーン (Tween) 20 を含有する PBS (以下、PBST と称する) で 3 回洗浄した (8)。

【0129】次いで、兎の抗血清 B-103 (ホリウチ他、1995 年) を一次抗体として PBS の初期容量分を用い、33% 硫酸アンモニウムでの沈殿処理後に、PBST-0.5% 脱脂乳中で 2,000 倍に希釈した後、ウエル (上記穴: 以下、同様) 中に 100 μ l 分布させた。前記プレートは、室温で 1 時間、振揺下で培養し、抗原-抗体反応複合体を形成した (9)。ここで、前記工程 (5) ~ (9) は、第 5 の工程に相当する。

【0130】このプレートを PBST で 3 回洗浄した後、アビジン (Avidin) - ビオチン (Biotin) 複合体 (ABC 法により、下記のようにして顕在化させたところ、上記抗原-抗体複合体が目視状態となった。ただし、ABC 法用のキットとしてベクタステイン・エリート ABC キット、ベクター研究所製 (Vectastain Elite ABC kit, Vector Laboratories) を使用した。

【0131】ビオチン (ビタミン H) 化した抗ウサギ免疫グロブリン (anti-rabbit IgG) を PBST-0.5% 脱脂乳中で 1,500 倍に希釈し、ウエルを室温、振揺下で 1 時間、100 μ l を培養した (10)。

【0132】次いで、PBST で 4 回洗浄し、PBS で 1 回洗浄した後 (11)、キットの成分 A (アビジン) と成分 B (ビオチン) とをそれぞれ、200 倍の希釈率で PBS

に添加し、ウエル中に分布させた (12)。ここで、前記キットとは、上記 ABC 法を実施するための用具や調製剤が組になっているものである。

【0133】次いで、培養及び洗浄を、ビオチン化された抗体 (即ち、吸着された抗体) に関して行った (13)。

【0134】発色は、基質溶液 [100 μ l/ml の 2,2'-アジゾービス (3-エチル-ベンズチアゾリン-6-スルホネート): ABTS] 100 μ l で培養後、0.05M クエン酸-リン酸エステルからなる緩衝液中で 0.04% の過酸化水素で室温、1 時間、暗で行った (14)。

【0135】次いで、マイクロプレートリーダー [Mode 12550, バイオレッド研究所 (Bio-Red Laboratories)] で波長 405nm の発色を確認した (15)。

【0136】この ABC 法に基づく発色法に代えて、ホースラディッシュペルオキシダーゼ複合ロバ抗兎 IgG (horse radish peroxidase-conjugated donkey anti-rabbit IgG (Amersham 社製)) 100 μ l で PBST-0.5% 脱脂乳中で 800 倍の希釈下でウエルを培養した (16)。この後、PBST で 4 回洗浄し、PBS で 1 回洗浄した (17)。以下、この方法を間接法と称する。

【0137】また、培養と洗浄とをビオチン化された抗体に対して行った。なお、カットオフラインは、平均光学濃度 (OD) と非感染マウスの組織抽出物でコーティングした、4~8 個の負のコントロール群の標準偏差との合計で決定した。

【0138】5. 測定結果

(1) 適当なコーティング条件の決定

マイクロタイタープレートへの高い吸着率を実現するためには、PrP^{Sc} を十分に溶解させる必要がある。ここで、PrP^{Sc} を溶解させるために GdnSCN と SDS の有用性を評価した (図 5)。

【0139】図 5 において、マイクロタイタープレートへの PrP^{Sc} 吸着時の GdnSCN 及び SDS の効果を見るために、スクレービー感染マウスの脳組織 (A) 及び脾臓組織 (B) からのサンプルを方法 1 及び方法 5 によってそれぞれ調製した。各 SDS 及び GdnSCN の各濃度において、脳 (A) 及び脾臓 (B) の 1mg 相当量から抽出液を採取し、これをマイクロタイタープレート 1 枚当たり 3 つのウエルにコーティングした。

【0140】非感染マウスからの各組織抽出物を調製し、3M の GdnSCN-PBS に溶解させ、負のコントロール群 (negative controls (Ctrl.)); コントロール) として用いた。ここでは、2mg の脳等価物 (6 ウエル分) 又は 2.5mg の脾臓等価物 (4 ウエル分) を各ウエルに対して用いた。

【0141】また、図 5 に平均値及びその標準偏差 (S.D.) を示した。カットオフラインは、それぞれの平均値に対し 3 つの標準偏差値 (3 S.D.; 以下、同様) を加えることによって決めた。なお、間接法及び ABC 法を脳

組織及び脾臓組織についてそれぞれ適用した。なお、前記カオトロピックイオン剤は、疎水性分子の水溶性を増加させ、疎水結合を弱め、膜蛋白質等の抽出に用いられるものであり、例えばGdnSCNが挙げられる。

【0142】PBSへのPrP^{Sc}の溶解は、カオトロピックイオン (chaotropic) 剤又は界面活性剤なしで行うと、マイクロタイタープレートへの吸着が脳組織のものでは幾らか生じるが、脾臓組織のものでは生じなかった (図5(A)、(B): 0MのGdnSCN)。また、SDS濃度が最低濃度(0.1%)であっても、脳組織からPrP^{Sc}の吸着は生じていなかった (図5(A))。

【0143】これに対して、PBS濃度を増やしながらGdnSCNをPBSに添加すると、コーティング効率が向上し、GdnSCNの濃度が4Mの側で脾臓組織のものについてのピークが生じた (図4(B))。また、3M付近のGdnSCN濃度で、脳組織のものについてはピークを示した (図4(A))。即ち、溶剤として1~5M (特に3~4M) のGdnSCNを使用したとき、強く特異的な吸着が見られた。

【0144】PBS中でのGdnSCN濃度が高くなれば、pH値が低下 (≤ 5) するので、0.05Mの重炭酸ナトリウムのカーボネートバッファ (pH=9.6) をPBSに対して定量的に置換することによってGdnSCNとSDS双方を希釈し、これによって最終pHを8以上に高めた。しかしながら、吸着率は低下する傾向があった (データは示さず)。

【0145】(2) 2つの異なる検出方法: 間接法及びABC法の比較

間接法とABC法とを感度及び特異性について比較した。図6は、抗原-抗体複合体の検出に関するABC法と間接法との比較を示す。

【0146】スクレービー感染マウスの脳組織のサンプル(A)を方法1で調製し、引き続いて、3MのGdnSCN中へ順次2倍ずつ希釈した。脾臓組織(B)については、方法3を適用し、4MのGdnSCNを用いた。2つの測定方法は、2つの検出方法における平均値を求めた。負のコントロール群 (コントロール) についても示した。標準偏差(S.D.)は小さすぎて図示していない。カットオフラインはそれぞれに対して3 S.D.を加えて決めた。脾臓組織の測定におけるカットオフラインは40mgの脾臓等価物 (即ち、40mgの脾臓に相当する量: 以下、同様) からなる負のコントロール群のデータに基づいて決めた。

【0147】この測定結果によれば、脳組織についてはABC法の方がわずかに優れている (図5(A)) が、ABC法は脾臓組織について明らかに好ましいことが分かった (図5(B))。脾臓組織に関して、ABC法は、間接法に比べて少なくとも2倍の感度を示した。また、一般に、ABC法により得られる結果は、間接法よりも再現性が高いことが分かった (データは図示せず)。従って、最終

的な測定 (図8のELISA法とWB法との比較) では、脾臓組織及び脳組織に対し、ABC法を適用した。

【0148】(3) 適切なサンプル調製法 (濃縮法) の確立

ELISA法については方法3を用いた。このサンプル調製 (濃縮) 法は公知のウエスタンブロット法 (グレイスウォール他、1996年) 用のサンプル調製法である。ここで、サーコシル抽出及びNaClによるPrP^{Sc}の塩析は、方法4、方法5、方法1では省略した。

【0149】そして、抽出によるPrP^{Sc}の分離に代えて、8%(wt/vol)ズイッタージェント3-12を用いてサンプルからPrP^{Sc} (正常なプリオン蛋白質) 及び他の蛋白質を十分に除去した。前記ズイッタージェント3-12は、トリトンX-100よりも有効な洗浄剤であることが分かった。それ故、前者を方法1の均一化バッファにおいてトリトンX-100に代えて用いた。

【0150】脾臓組織については、コラゲナーゼによる消化は、4%(wt/vol)トリトンX-100と0.5%(wt/vol)サーコシルとを用いて行った (方法3、方法4及び方法5)。そして方法5においては、より非特異的な物質を除去する目的で、40,000 rpmの遠心力下で得られたペレット (濃縮物) を8%(wt/vol)ズイッタージェント3-12及び0.5%(wt/vol)サーコシルで更に抽出した。

【0151】(3-1) 脳組織について

図7は、脳組織及び脾臓組織の適切なサンプル調製法を示すものである。図7(A)、(B)とも、繰り返し行った測定結果である。

【0152】脳組織抽出物は、方法4、方法3、方法1で調製 (濃縮) し、3MのGdnSCN-PBS中で2倍ずつ溶解、希釈化した。ここで、プレート調べるのに間接法を用いた。負のコントロール群 (コントロール) として、8個のウェルをそれぞれ、非感染マウスの20mgの脳組織等価物から方法1で得られた抽出物でコーティングした。カットオフ値は、3 S.D.を加えた平均値とした。

【0153】脾臓組織抽出物は、方法4、方法3、方法5で調製 (濃縮) し、4MのGdnSCN-PBS中で4倍ずつ溶解、希釈化した。ここで、プレート調べるのにABC法を用いた。負のコントロール群 (コントロール) として、各方法において5個のウェルを非感染マウスの40mgの脾臓組織等価物からの抽出物でコーティングした。平均値を示したが、S.D.は小さすぎて示していない。○と□で表した曲線に対し、コントロールはゼロに近く、カットオフ値は、軸上の0.1Uであったが、これは脾臓組織で繰り返し得られた値におおよそ対応している (図6及び図8)。

【0154】図7(A)によれば、均一化バッファ (方法1) におけるズイッタージェント-サーコシルの組み合わせによって、7.8 μ gの脳組織と同量においてもPrP^{Sc}の検出を可能としたことが分かる。

【0155】また、トリトン-サーコシルの組み合わせ(方法4)で得られた感度を方法1のものと比べた。方法4は方法1もやや感度が劣るが、十分に実用的なものである。但し、方法3では、125 μ g 以上の脳等価物でしかPrP^{sc}が検出されなかった。このように、サーコシル及びNaClによるPrP^{sc}の付加的な抽出は、ELISA法による高感度抽出には至らないことが分かる。

【0156】方法1は、高感度に加えて、比較サンプル(図7(A))の継続して弱い非特異的反応も明らかにした。従って、方法1は、脳組織のサンプル調製には最も適した方法と考えられた。

【0157】(3-2) 脾臓組織について
方法4で得られた負のコントロール群のウェルは、完全に正のシグナルを示す非特異反応を呈した(図7(B))。従って、この方法は、脾臓組織の調製には不適当であることが分かった。負のコントロール群に基づいて方法3及び方法5における感度のあるカットオフラインを確立することは、負のコントロール群の非常に弱い反応のために可能ではなかった。

【0158】従って、図6(B)及び図8(C)の結果を含め、脾臓組織について繰り返して確立した値を考慮しながら、カットオフラインをy軸の0.1Uとした。これによって、方法3と方法1について類似したPrP^{sc}の検出によって効果的な反応が実現された(図7(B))。但し、方法5は、大量の組織等価物について方法3の感度には及ばなかったし、繰り返しの測定により、方法3の感度のほぼ2倍の感度を示した(データは示さず)が、これはサーコシル抽出及びNaClによるPrP^{sc}の塩析について検討する必要がある。

【0159】図7(B)に示したすべての方法の結果を比較すると、脾臓組織についての感度及び特異性を向上させるためには、ズITTER-ジェント 3-12を含む洗浄剤の組み合わせで非特異的蛋白を十分に除去すること、或いは、抽出物及び塩析によってPrP^{sc}を分離することが、効果的で必要な工程であることが分かる。

【0160】(4) ウェスタンブロット法とELISA法の感度の比較

脳組織又は脾臓組織から抽出されたPrP^{sc}を検出するための診断方法として、ELISA法の有用性は、ELISA法とウェスタンブロット(WB)法の感度比較で確かめられた。

【0161】感染病状の発現前段階での動物の診断法に類似した比較であって、PrP^{sc}のごく少量が潜伏している組織サンプルの比較を行うために、非感染マウスの組織均一化物で希釈されたスクレービー感染マウスからの組織均一化物を処理した。

【0162】図8は、ELISA法とウェスタンブロット法との感度比較を示している。すべての結果は各測定のデータである。脳組織についての結果は、図8(A)

(ELISA法)、図8(B)(WB法)に示し、脾臓組

織についての結果は、図8(C)(ELISA法)、図8(D)(WB法)に示す。

【0163】(4-0) ELISA法及びWB法のサンプル調製：脳組織は方法1で、脾臓組織は方法3で調製した。スクレービー感染マウスから得られた組織均一化物を、非感染マウスの対応する組織の20mq等価物からのホモジネート中で順次2倍ずつ希釈した。2¹倍(即ち、2.5mq/20mqに等しい組織等価物全量に対するスクレービー組織等価物の割合)から2¹¹倍(9.8 μ g/20mq)への希釈工程の結果を示す。

【0164】ELISA法(図8(A)、図8(C))；マイクロタイタープレートへの吸着に関し、各希釈工程のサンプルは20mqの組織等価物からの抽出物からなり、脳組織及び脾臓組織についてそれぞれ3M及び4MのGdnSCN-PBSに溶解した。両組織とも、マイクロタイタープレートの5個のウェルを非感染マウスからの20mq当量の抽出物でコーティングし、ELISA法の負のコントロール群(コントロール)とした。これらを図示したが、標準偏差(S.D.)は小さすぎて図示していない。また、カットオフラインは各平均値に3 S.D.を加えた値に相当している。

【0165】WB法(図8(B)、図8(D))；各希釈工程について、組み合わせ総量が20mqの組織から採取した抽出物を使用して1レーン当たりの負荷を行った。薄膜はフィルムに15時間露出させた。

【0166】(4-1) 脳組織
ELISA法は、2⁸倍の希釈工程の場合に明らかに積極的な反応が生じることと示し、2⁸倍の希釈工程においてもカットオフライン以上となることが分かった。このことは、スクレービー感染マウスからの脳組織が全ホモジネート量の1/512にすぎない場合(これは脳等価物20mqの全量中の39 μ gに相当する。)でも、PrP^{sc}を検出できることを意味する(図8(A))。

【0167】一方、WB法は、薄膜を15時間露出させた後に、2⁸倍の希釈工程(これは1/256の比率、即ち、20mqの脳組織全量中の78 μ gのスクレービー脳に相当する。)で非常に弱いバンドを示すに過ぎなかった(図8(B))。

【0168】この結果、ELISA法はWB法と少なくとも同等の感度を示していることがわかる。

【0169】(4-2) 脾臓組織
ELISA法は、2⁸倍の希釈工程の場合に明らかに積極的な反応が生じることと示し、スクレービー感染マウスの脾臓組織が全量の1/64にすぎない(即ち、20mqの脾臓等価物の全量中の312.5 μ gに相当する。)場合でも、PrP^{sc}が抽出物中に検出されたことを示す(図8(C))。

【0170】WB法は、15時間の露出後に、2¹倍以下の希釈(これは、スクレービー感染マウスの組織の1/32、即ち、20mqの脾臓組織等価物全量中の625 μ gに相

当する。)で、24.5 kDa、21 kDa、17 kDaのPrP^{Sc}特有のバンドを示した(図8(D))。

【0171】従って、脾臓組織についても、ELISA法の感度はWB法の感度以上に相当するものであることが分かる。

【0172】ここで、脾臓組織に関しELISA法による積極的な結果を得るのに求められる組織等価物は、脳組織に関して求められる組織等価物より8倍多いだけであった。

【0173】6. 評価

マウスのスクレービーは感染後1週間目にWB法で診断され(グレイスウォール他、1996年)、レイスとエルンスト(1992b)は感染後2週間目にPrP^{Sc}のデノボ合成を検出した。羊のスクレービーもWB法によって感染初期段階で診断された(イケガミ他、1991年;ムラマツ他、19993年)。

【0174】これらの結果を組織病理学(Histopathology)(レイス他、1992a)、電子顕微鏡法(ルーベンシュタイン他、1991年)、又は免疫組織化学法(シュルター他、1996年)による羊の扁桃腺中のPrP^{Sc}の予備臨床についての新しい報告の如き他の方法で得られた結果と比較すると、WB法はスクレービーの初期での最も高感度な方法の1つであり、面倒なバイオアッセイ(bio assay)を省略できる。

【0175】また、腸壁(腹膜)内面の感染後1週間目に、マウスからの脾臓中のPrP^{Sc}の検出が十分な組織均一化物によって実現され、ホモジネートのコラゲナーゼ消化によって行われた(グレイスウォール他、1996年)これによって、本発明者によるWB法の感度が他の報告(ルーベンシュタイン他、1991年;レイス及びエルンスト1992b)で述べられているマウス脾臓からのPrP^{Sc}の検出結果と少なくとも一致していることが分かった。

【0176】本発明者は、WB法と感度が少なくとも同等であり、容易かつ短時間に検出可能なELISA法を脳組織及び脾臓組織に適用した。

【0177】スクレービー診断にELISA法を開発する上での大きな障害は、PrP^{Sc}が容易に沈積状態に凝集することであった(メイヤー他、1986年)。スクレービー感染組織のギ酸又はSDSでの予備処理(カスクサック他、1987年)更に、純粋なPrP^{Sc}のGdnSCNでの変性(これはマイクロタイタープレートへの吸着後に行われた;サーバン他、1990年)が報告されており、これは、抗PrP抗体の免疫反応性を増大させる。また、マイクロタイタープレートへのBSA牛胎児血清)の吸着がグアニジンの存在下で向上することが報告された(ゾー他、1993年)グアニジンはおそらく、抗原性サイトが生じることによって次々と耐プリオン蛋白質抗体の免疫反応性を増大させるPrP^{Sc}の展開を促進させるものと考えられる。

【0178】これらの観察及び考察に基づいて、本発明者は、PrP^{Sc}含有物質を直接溶解させるために1M~5M(特に3M及び4M)のGdnSCNを用い、この濃度でのGdnSCNの存在下でマイクロタイタープレートへのPrP^{Sc}の吸着に成功した。

【0179】ELISA法で分析可能な組織等価量の限界、即ち、感度の向上が見込めない限界値は、40mq付近(データは図示せず)にある。

【0180】ELISA法の利点は、多くのサンプルを1回で分析できるため、潜在的に感染された動物を大量に診断、選別することによって、感染による病気をコントロールするという広汎な用途に導けることである。

【0181】PrP^{Sc}の検出を経てTSE(伝播性海綿状脳症:Transmissible Spongiform Encephalopathies)を実際に診断する方法に対する障害は、血液又はその成分を未だ診断に使用しにくいことにある。PrP^{Sc}は脳又はリンパ線組織から抽出されるべきものであるから、サンプル調製は最も時間を要するファクタである。脳組織について適用される方法(方法1)はかなり簡単な方法であり、高感度化に導くものである。但し、方法1は、脾臓組織には十分ではない。これに関して、Sarksy1によるPrP^{Sc}の抽出及びこれに続くNaClによる塩析(方法3)によって、感度が向上し、非特異性シグナルが減少する。

【0182】この方法は、時間がかかるが、ごく少量のPrP^{Sc}を検査するのに有用である。一方、PrP^{Sc}の抽出及び塩析を省略し、サンプル調製(濃縮)を方法5で行うと、ELISA法の感度が約2倍低下するが、なお、WB法と同等であった(データは示さず)。このことと、方法5が方法3よりも短時間でできる事実とから、方法5は診断にとって実用可能であると考えられる。

【0183】本実施例を行うなかで見出されたWB法における0.6mqの脾臓組織のPrP^{Sc}検出限界は、公知の0.3mqの検出限界(グレイスウォール他、1996年)とほぼ同等であった。この場合、最終的な組織抽出物はSDS-PAGE サンプルバッファによって希釈しているが、通常の組織ホモジネートを希釈剤として用いて、最初の抽出工程後に順次希釈を行っているため、PrP^{Sc}検出条件はあまり有利ではなかった。ELISA法について報告されている極限の検出限界はより困難な条件を考慮して見出されるべきである。

【0184】脳組織についての結果を脾臓組織のそれと比較すると(図6、図7及び図8)、脳組織中のPrP^{Sc}量は脾臓組織中のPrP^{Sc}量の8~30倍であるものと考えられる。異なるマウス適用のTSEは脾臓組織に含まれるPrP^{Sc}で変化することを考慮しても、ルーベンシュタイン等(1993)によってスクレービー感染マウスで見られた500倍よりもかなり少なく、また、感染の終わりの段階でCJD(Creutzfeldt Jakob disease)感染マウス

においてサカグチ等(1993)によって発見された50倍以上よりも少ない。ラズメザス等(1996a)のみが細菌、マウスモデルに関する約30倍の差を報告した。

【0185】本発明者は、PrP^{sc}回収を高効率に行うことが改善されたサンプル調製で実現することを考慮している。そして、マウス脾臓中のPrP^{sc}量はこれまで考えられていたものより多いように思われる。

【0186】予備臨床に関するリンパ線組織の潜在力に着目して、ヴァン・クーレン等(1996)は免疫組織化学法によってPrP^{sc}量を幾つかの上記組織について調べた。この研究によれば、扁桃腺、脾臓及び腸間リンパ節はこの順に、予備臨床の最も好適な組織である。本発明者は、実験的モデル(イケガミ他、1991年)及び天然の羊スクレービー(ムラマツ他、1993年)の双方について、スクレービーの予備臨床段階での生検表面リンパ節に含まれるPrP^{sc}を検出したことを報告した。しかし、PrP^{sc}量と各組織の得られ易さを考えると、シュルデー等(1996)において提案されているように、扁桃腺の生検及び検査は、生前試験(antemortem test)としてより適していると思える。

【0187】上述した実施例から、脳及び脾臓組織からのPrP^{sc}検出のために、ABC法と共にELISA法を使用する方法は、少なくともWB法と同等の感度が得られると結論づけられる。また、このELISA法を羊のスクレービーや牛のBSEの診断に適用すれば、現行のWB法に比べて、より実用的な、速い診断ができると思われる。しかしながら、調査方法として適当なものにするためには、PrP^{sc}の抽出に要する手間をより簡便にする必要がある。

【0188】原組織抽出物やGdnSCN溶解物に含まれるPrP^{sc}をマイクロタイタープレートに容易に吸着できることは、より高感度にPrP^{sc}の検出を可能にする上で基本事項と考えられる。発色ELISA法はWB法に比べてわずかに高感度であるが、蛍光物質や化学発光物質のような発色試薬を使用することで、さらに感度を向上させることができる。

【0189】

【発明の作用効果】本発明の検出方法によれば、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法において、前記動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤と酵素とを用いて前記動物組織由来物質を均一化する第1の工程と、前記第1の工程で得られた均一化物を分解酵素を用いて分解処理する第2の工程と、前記第2の工程で分解された前記均一化物から前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を得る第3の工程とを有する前記病原性プリオン蛋白質の濃縮工程を経て、前記病原性プリオン蛋白質を含有する濃縮物を溶剤に溶解して前記濃縮物の溶解物を得る第4

の工程と、この溶解物中の前記病原性プリオン蛋白質を吸着面に吸着させる第5の工程と、前記第5の工程において吸着された前記病原性プリオン蛋白質を発色させる第6の工程とを有する酵素免疫吸着測定法によって前記病原性プリオン蛋白質を検出することを特徴としており、まず、病原性プリオン蛋白質の濃縮工程において、上述した第1の工程～第3の工程を有しており、特に、動物組織由来物質の種類に応じた界面活性剤を用いてこれを均一化しているため、前記動物組織由来物質に蓄積される病原性プリオン蛋白質の蓄積濃度が比較的小さくてもこれを十分に濃縮させることができる。

【0190】さらに、第4の工程から第6の工程を有する酵素免疫吸着測定法に基づいてこれを検出しているため、病原性プリオン蛋白質を特異的に、かつ強固に吸着(固定化)させることができ、迅速かつ簡便に、そして高感度でこれを検出することができる。

【0191】即ち、本発明の検出方法によれば、例えば牛や羊などをプリオン病(スクレービーやBSE)感染初期の段階で診断、選別することが可能となり、また、これを大量かつ迅速に行うことができる。

【0192】また、本発明の第1の濃縮方法及び第2の濃縮方法によれば、動物組織由来物質から病原性プリオン蛋白質を検出する病原性プリオン蛋白質の検出方法の実施に際し、検出されるべき前記病原性プリオン蛋白質を濃縮する方法において、蓄積濃度が比較的小さくてもこれを十分に濃縮できる有効な濃縮方法を提供できる。

【図面の簡単な説明】

【図1】本実施例における病原性プリオン蛋白質の濃縮方法の概要を示すフロー図である。

【図2】同、他の濃縮方法の概要を示すフロー図である。

【図3】同、他の濃縮方法の概要を示すフロー図である。

【図4】同、病原性プリオン蛋白質の検出に用いる酵素免疫吸着測定法の概要を示すフロー図である。

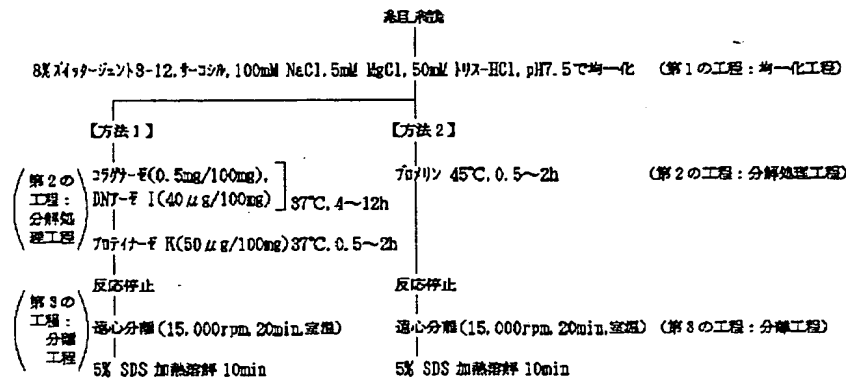
【図5】同、酵素免疫吸着測定法における吸着の前段階で使用する溶剤の種類及び濃度による病原性プリオン蛋白質の検出能の変化を示すグラフである(脳組織(A)、脾臓組織(B))。

【図6】同、発色法による検出能を示すグラフである(脳組織(A)、脾臓組織(B))。

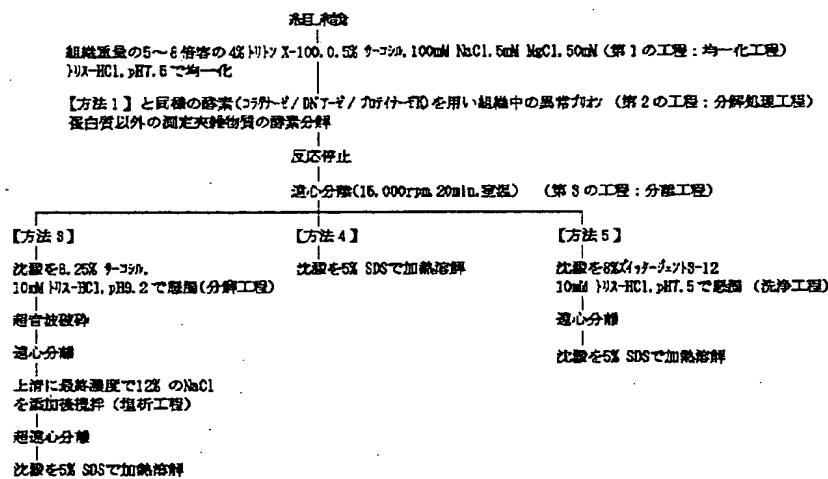
【図7】同、病原性プリオン蛋白質の濃縮方法による検出能を示すグラフである(脳組織(A)、脾臓組織(B))。

【図8】同、酵素免疫吸着測定法における検出能を示すグラフ(脳組織(A)、脾臓組織(C))、及びWB法における検出能を示す図(脳組織(B)、脾臓組織(D))である。

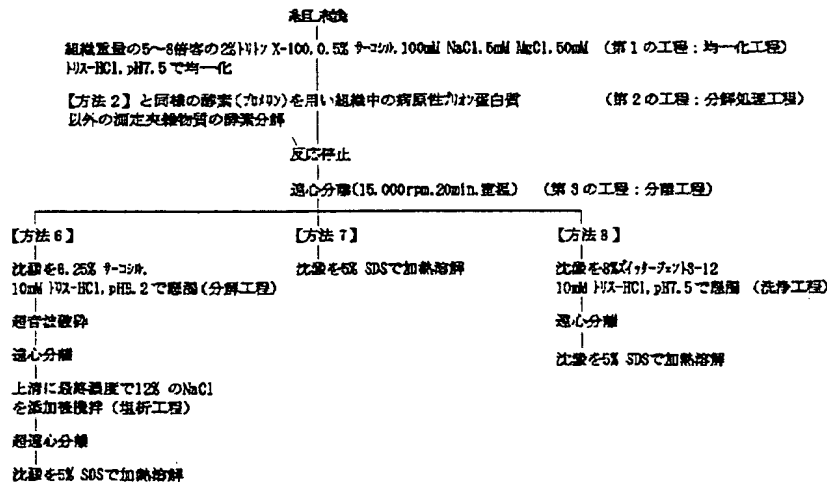
【図1】



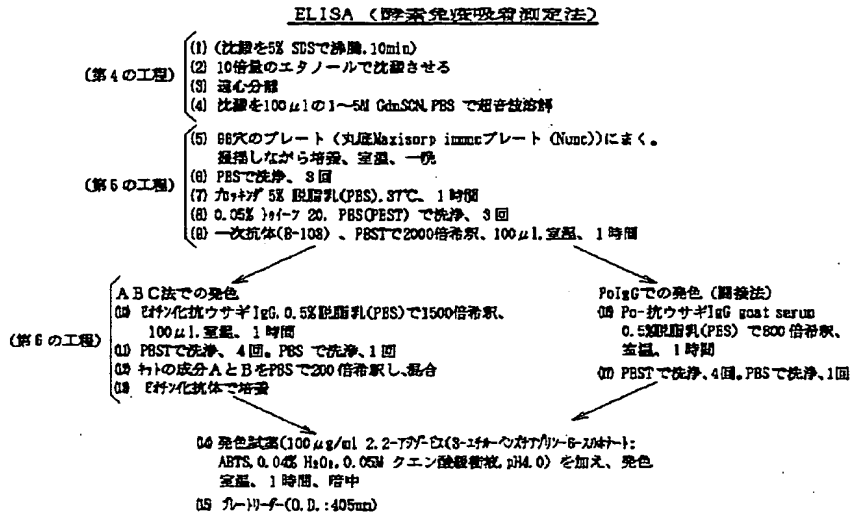
【図2】



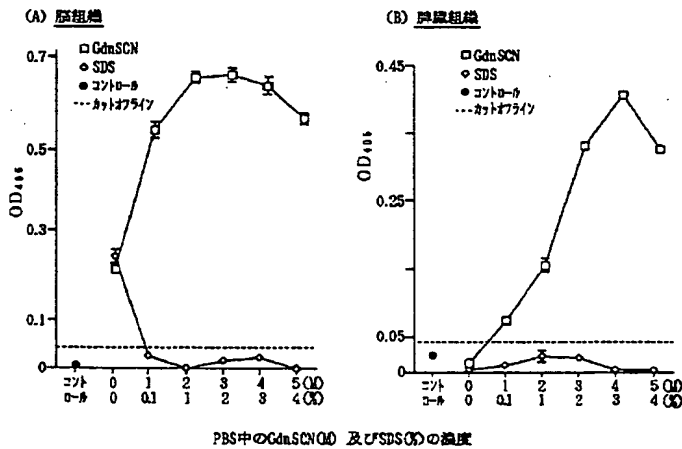
【図3】



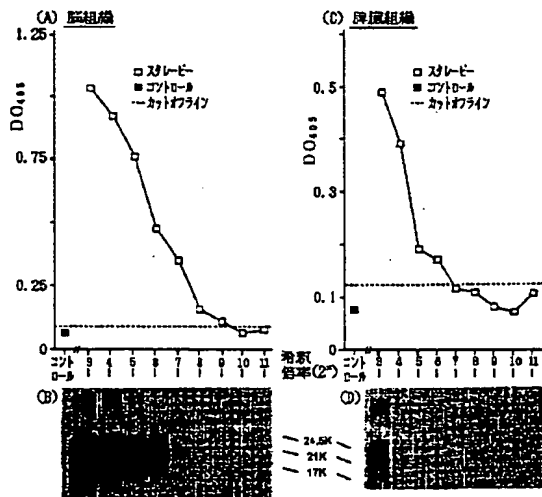
【図4】



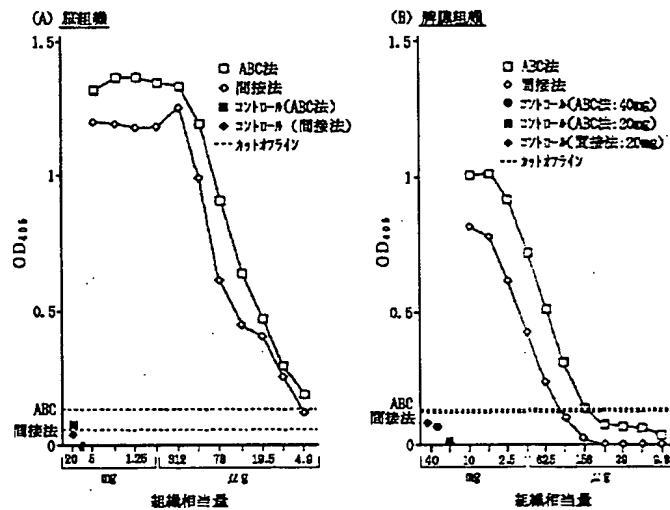
【図5】



【図8】



【図6】



【図7】

